18.11.2004

日本国特許庁 JAPAN PATENT OFFICE

別紙添付の書類に記載されている事項は下記の出願書類に記載されている事項と同一であることを証明する。

This is to certify that the annexed is a true copy of the following application as filed with this Office.

出 願 年 月 日 Date of Application: 2003年11月21日

出 願 番 号 Application Number: 特願2003-392875

[ST. 10/C]:

[JP2003-392875]

出 · 願 人
Applicant(s):

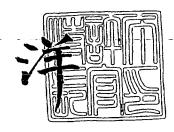
三浦 典正 沙田 剛史



2005年 1月 6日

特許庁長官 Commissioner, Japan Patent Office





BEST AVAILABLE COPY

特許願 【書類名】 PMUR-697 【整理番号】 特許法第30条第1項の規定の適用を受けようとする特許出願 【特記事項】 特許庁長官 殿 【あて先】 GO1N 33/574 【国際特許分類】 【発明者】 鳥取大学医学部病態解析医学講座薬物治 鳥取県米子市西町86 【住所又は居所】 療学分野内 三浦 典正 【氏名】 【発明者】 鳥取大学大学院機能再生医科学専攻 鳥取県米子市西町86 【住所又は居所】 汐田 剛史 【氏名】 【特許出願人】 鳥取大学医学部病態解析医学講座薬物治 鳥取県米子市西町86 【住所又は居所】 療学分野内 三浦 典正 【氏名又は名称】 【特許出願人】 502377774 【識別番号】 汐田 剛史 【氏名又は名称】 【代理人】 100121197 【識別番号】 【弁理士】 森山 陽 【氏名又は名称】 【手数料の表示】 【予納台帳番号】 236540 21,000円 【納付金額】 【提出物件の目録】 特許請求の範囲 1 【物件名】 明細書 1 【物件名】

図面 1

要約書 1

【物件名】

【物件名】

【書類名】特許請求の範囲

【請求項1】

体液中から、体細胞・癌細胞成分として、RNAのみを含む試料を得る工程と、 前記RNAのみを含む試料から逆転写酵素でcDNAを生成する逆転写酵素反応と蛍光色 素を用いたPCRを、プライマーとして、hTERTでは、CGGAAGAGTGTCT GGAGCAAとGGATGAAGCGGAGTCTGGAを用いて行い、前記PCRに より増幅されたPCR産物を前記PCR産物と結合した蛍光色素を用い、定量的に計測す る、癌診断方法。

【請求項2】

体液中から、体細胞・癌細胞成分として、RNAのみを含む試料を得る工程と、 前記RNAのみを含む試料から逆転写酵素でcDNAを生成する逆転写酵素反応と蛍光色 素を用いたPCRを、プライマーとして、AFPでは、CCAGAAACTAGTCCT GGATGTとCGTGGTCAGTTTGCAGCATTを用いて行い、前記PCRに より増幅されたPCR産物を前記PCR産物と結合した蛍光色素を用い、定量的に計測す る、癌診断方法。

【書類名】明細書

【発明の名称】癌診断方法

【技術分野】

[0001]

本発明は、癌診断方法に関し、特に、早期に癌細胞の存在の有無を診断できる、癌診断方 法に関するものである。

【背景技術】

[0002]

日本において、毎年、新たに、300、000件の癌の症例が診断されている。

[0003]

また、日本において、4人から5人に1人が、癌又は癌治療に関連した合併症で死亡し ている。このため、癌治療又は癌治療に関連した合併症の治療の改善に相当な努力が継続 して行われている。

[0004]

また、癌は早期に発見されると治癒率が高いことから、癌を早期に発見でき、精度の高 い癌の診断方法の開発や改良が行われている。

[0005]

即ち、大部分の癌患者は、その癌又は癌治療に関連した合併症腫瘍によっては死亡しな い。癌患者の多くは、転移した癌、即ち、元の腫瘍細胞から分かれて、元の腫瘍細胞が存 在している部位とは別の部位に移動する悪性細胞から形成される複数の腫瘍コロニーに負 けるのである。

[0006]

従って、患者の初期の腫瘍が発見・検出でき、そのような初期の腫瘍を、内科的切除術 や、内科的抗がん治療、手術、放射線治療、抗がん剤による化学療法、及び、これらの組 み合わせにより、縮小したり、除去できれば、患者は、癌を克服したり、延命することが できる確立が非常に高くなる。

[0007]

しかしながら、患者の腫瘍の早期発見・検出が困難であり、また、悪性腫瘍を特徴づけ る、転移性コロニーは、その検出が困難であり、除去も困難である、という現状があり、 臨床的観点から言えば、癌治療は困難なものとなっている、という現状がある。

[0008]

ところで、癌の転移は、以下に示すような複雑な出来事を含む。

- 1) 最初の癌の発生位置から周囲組織への癌の拡張。
- 2) 体腔及び血管中への腫瘍細胞の浸透。
- 3) 循環系により腫瘍細胞が離れた部位への輸送・放出。
- 4) 滞留部位における腫瘍細胞の組織への再侵入。
- 5) 新たな部位における腫瘍細胞の生存と、腫瘍増殖をするための血管形成等の新たな 環境への適応。

[0009]

即ち、腫瘍細胞は、初期の段階で、周囲組織に侵入し、組織バリアを破壊するので、腫 瘍細胞は、固形腫瘍の発達の非常に初期段階(即ち、腫瘍が、10⁴個以上10⁶個以下 の腫瘍細胞を含む時点)において、組織空間及び毛細血管中に侵入し、結局は、血液中に 至るものと仮定される。この時点においては、腫瘍細胞の大部分は、アポトーシスや、免 疫担当細胞により排除されたり、免疫担当細胞の殺傷機能により細胞死するか休眠状態と なる。

[0010]

これは、このような段階では、腫瘍細胞は、異所性環境において未だ生き残ることがで きず、また、成長することができないからである。

[0011]

ところで、本発明者等の知る限り、このような初期段階の小さな腫瘍を検出する検出方

法は未だ開発されていない。

[0012]

現時点では、腫瘍がある程度大きくなった場合に、特定タイプの癌の診断に使用可能な 高感度方法が開発されているに過ぎない。

そのような診断方法としては、例えば、乳房中の2×10⁸個の乳腫瘍細胞を検出でき る、乳房撮影が開発されている。

[0014]

乳癌の場合、その初期段階においては、腫瘍細胞の大部分の流出細胞が死ぬとされている 。しかしながら、腫瘍細胞が、 10^6 個以上 10^9 個まで増殖すると、何世代かにわたり 、遺伝子的に不安定な腫瘍細胞のクローンは、更に、遺伝子レベルの変化を遂げ、より迅 速に増殖する攻撃的な変異細胞を生じうる。そして、このような変異細胞は、二次腫瘍と して生着する可能性が非常に高い。

しかしながら、上述したように、現状では、癌の診断は、初期段階では行えないため、例 えば、膵臓、胃、卵巣、腎臓、肺、肝臓などの大部分の癌は、通常、 10^{10} 個 \sim 10^{1} 2個の腫瘍細胞が存在するような、癌の非常に後期の段階において行われており、この時 点においては、腫瘍が既に周囲組織に侵入し、転移している可能性がある。

[0015]

従来は、癌の初期段階における癌診断ができないこと、癌の根治治療が困難なこと、癌 転移の複雑さ、化学療法に用いる薬剤の副作用の問題や、癌患者の治療に対する欲求不満 を考慮して、治療方針を立て、癌の転移又は再発に対する治療効果をモニターするための 診断試験の開発が行われてきた。

[0016]

そして、最近20数年に亘る研究成果として、種々の診断試験方法が開発され、その有 用性が評価されてきている。

[0017]

より詳しく述べると、最初の試みとして、胎児の消化器で生産される胎児性のガン抗原 と考えられていたが、結腸・直腸ガン、膵ガン、胆道系ガンなどの消化器ガンや、肺ガン などの特定の腫瘍細胞上に出現する、癌胎児性抗原(carcino embryoni c antigen; CEA) に関するイムノアッセイの定式化がある。

[0018]

その後、免疫化学的手法であるラジオイムノアッセイ法(RIA)や、エンザイム・イ ムノアッセイ(Enzyme-Linked Immuno-Sorbent Assa y (酵素免疫測定法(EIA (又はELISAとも称される。))) の出現により、CE Aを腫瘍マーカーとして用いた <math>R I A (ビーズ固相法)や、αフェトプロテイン(α - feto protein;AFP)を腫瘍マーカーとして用いた逆受身赤血球凝集反応(R-PHA)やRIA (ビーズ固相法) や、前立腺特異性抗原をマーカーとして用いたエ ンザイム・イムノアッセイ(EIA)やRIA(ビーズ固相法)や、CA15-3を腫瘍 マーカーとして用いたRIA(ビーズ固相法)や、CA50をマーカーとして用いたエン ザイム・イムノアッセイ (EIA) や、CA125をマーカーとして用いたRIA (ビー ズ固相法)や、PIVKA II([protein induced by vita mine K absence or antagonist] II) を用いたエンザイ ム・イムノアッセイ(EIA)などが多数開発されてきた。

[0019]

しかしながら、これらの診断方法では、CEA、AFP、CA15-3、CA50、C A125、PIVKA IIといった抗原は、通常、血中への出現が予想されず、検出さ れた時には、既に、患者の癌が既に相当進行しており、既に、患者の生存の望みが殆どな いので、これらの診断方法は、幾分、実りの無いものである、という評価を受けている。

しかしながら、最近10年間において、ある一つの腫瘍マーカーが、癌の早期検出に有

用であると期待され、その臨床応用に向けた研究開発が継続されてきた。

[0021]

即ち、このある一つの腫瘍マーカーとは、「テロメレース(hTERT)」である。

[0022]

このテロメレース(hTERT)は、90%の癌腫で産生し且つ発現する悪性腫瘍特異 的抗原(酵素)であり、その活性が1994年に発見されて以来(Kim NW. Sci ence. 23;266:2011-2015 (1994) を参照)、その後、遺伝子の 発見及び機能解析が行われてきたが、その特異性にも関わらず、臨床応用に関しては、腫 瘍形成、転移後の切除組織中からの検出に留まり、現行の臨床検査のように血液中から簡 易に検出することができなかった。また、このテロメレース(hTERT)は、たとえ、 検出できても、混入しわずかに産生し発現している他の細胞(リンパ球など)の影響が無 視できず、定性的に検出することが正確にはできなかった。

[0023]

2000年には、乳癌患者の血液からhTERTの定性的検出に関する報告がなされた \mathfrak{P}^{s} (Chen XQ. Clin Cancer Res. 6:3823-3826 (2 000))、感度が60%以下であり臨床応用にはほど遠かった。

【非特許文献1】 Kim NW. Science. 23;266:第2011頁~第 2015頁(1994)

Clin Cancer Res. 6:第38 【非特許文献2】Chen XQ. 23頁~第3826頁(2000)

[0024]

ところで、有用な診断試験をするためには、非常に高感度且つ信頼できる定量性が必要 とされる。

また、血液1ml中における1個の腫瘍細胞の存在が検出できる血液試験が開発できれ ば、それは、平均して循環している全部で3000個~4000個の細胞に匹敵する。動 物において、腫瘍を生着させるための接種実験において、実際にそのような数の細胞が腫 傷の生着を可能にする。さらに、3000個~4000個の循環細胞が腫瘍中の全細胞の 0.01%である場合、全部で、約 4×107 個の細胞が含まれることになり、そのよう な数の細胞を含む腫瘍は、現在のいずれの方法によっても見ることができない。

[0026]

それゆえ、腫瘍細胞が癌の初期の段階において流出する場合、上記の感度を有する試験 が開発できれば、その試験により、癌を検出することができる。

また、腫瘍細胞が腫瘍サイズといくらかの関連性を持って血液中に流出する場合、腫瘍 負荷を評価するための定量的試験は、有益である。

[0028]

また、流出した腫瘍細胞と生体内の免疫細胞との闘いの末、腫瘍細胞や免疫担当細胞内 の多種多様なDNAや蛋白質やRNAなどが血液中に流れ出る結果、RNAが検出される とも考えられる。もしそうであれば、腫瘍特異的RNAの検出は、転移の最も早期での出 来事を物語っているのかも知れない。しかしながら、従来は、非常に初期段階の循環腫瘍 細胞の存在に関する情報がなかった。

上記のことより、二次腫瘍の確立の前に転移能を有する循環中の細胞を固定するための 方法、特に癌の初期において同定する方法が渇望される。癌細胞の存在証拠を血液中から 検出でき、正常細胞での発現レベルを認識でき、癌細胞由来のRNAを1~10コピーレ ベルの高感度で検出できることは、臨床上、極めて有用な情報を提供することになる。

機器開発の向上に伴い、癌組織の定量化が可能になったことを受けて、そのような高感 度な定量法が可能となる時代に入ってきたことで、各種癌細胞由来RNAの定量化の実現 の準備は技術的にも整っていると考えられる。

【発明の開示】

【発明が解決しようとする課題】

[0031]

本発明は、上記した解決を解決するためになされたものであって、特に、癌の初期にお いて癌細胞の存在証拠を血液中から検出できる、癌診断方法を提供することを目的として いる。

【課題を解決するための手段】

[0032]

請求項1に記載の癌診断方法は、体液中から体細胞・癌細胞成分として、RNAのみを 含む試料を得る工程と、RNAを含む試料から逆転写酵素でcDNAを生成する逆転写酵 素反応と蛍光色素を用いたPCRを、プライマーとして、hTERTでは、CGGAAG AGTGTCTGGAGCAAとGGATGAAGCGGAGTCTGGAを用いて行い 、PCRにより増幅されたPCR産物をPCR産物と結合した蛍光色素を用い、定量的に 計測する工程とを備える。

尚、本明細書で用いる用語、「体液」は、血液、リンパ液その他の体液を意味する。

[0033]

請求項2に記載の癌診断方法は、体液中から体細胞・癌細胞成分として、RNAのみを 含む試料を得る工程と、RNAを含む試料から逆転写酵素でcDNAを生成する逆転写酵 素反応と蛍光色素を用いたPCRを、プライマーとして、AFPでは、CCAGAAAC TAGTCCTGGATGTとCGTGGTCAGTTTGCAGCATTを用いて行い 、PCRにより増幅されたPCR産物をPCR産物と結合した蛍光色素を用い、定量的に 計測する工程とを備える。

【発明の効果】

[0034]

本発明に係る癌診断方法は、癌の初期において癌細胞の存在証拠を血液中から検出でき るので、早期に医療行為によって癌細胞を根絶することが可能になる。

[0035]

また、血液中からmRNAを含む試料を得るようにしたので、癌組織腫瘍形成、転移後 の切除組織中からテロメレース(hTERT)やAFPを検出するような場合に比べ、癌 細胞の有無を正確に検出することができる。

[0036]

また、PCRを行う際に使用するプライマーを工夫することにより、癌の初期において 癌細胞の存在証拠を血液中から検出できるようになった。

【発明を実施するための最良の形態】

[0037]

以下、本発明に係る癌診断方法の一例を更に詳しく説明する。

<u>[0038]</u>

本発明に係る癌診断方法では、まず、被験者(患者)の血液を採取する。

[0039]

次に、血液中からRNAを含む試料を得る。

[0040]

この工程においては、血液中を循環しているRNAを、他の血液細胞の影響を極力受け る事のないように、選択的に抽出する必要がある。

[0041]

この目的を達成するために、被験者(患者)から体液を採液してから、迅速に以下のよ うに処理をする。

1) 採血管にEDTAが混入していない場合

患者の同意の下に、採液により得られた体液(約1~2ml)を700~800xgで1 0分間、4℃で遠心分離し、上清を他のRNase freeのチューブに移し、それを

1500xgで10分間、4℃で遠心分離し、上清を別のRNase freeのチュー ブに移し、最後に、1600~3000xgで10分間、4℃で遠心分離し、RNAを含 む原試料として、直ぐに用いるか、使用まで−80℃に貯蔵する。

[0042]

2) 採血管にEDTAが混入している場合

上記1)と同様にして得られた体液を1500~1600xgで10分間、4℃で遠心 分離し、上清を他のRNase freeのチューブに移し、15,000xg以上で1 0分間、4℃で遠心分離し、その上清を0.22micro meterのフィルターで 濾過して、RNAを含む原試料として、直ぐに用いるか、使用まで−80℃に貯蔵する。

次に、RNAを含む試料を、プライマーとして、hTERTのときは、CGGAAGA GTGTCTGGAGCAAとGGATGAAGCGGAGTCTGGAを用い、PCR を行い、PCRにより増幅されたPCR産物をPCR産物と結合する蛍光色素を用い、定 量的に計測する。尚、AFPでは、プライマーとして、CCAGAAACTAGTCCT GGATGTとCGTGGTCAGTTTGCAGCATTを用い、PCRを行い、PC Rにより増幅されたPCR産物をPCR産物と結合する蛍光色素を用い、定量的に計測す

より詳しく説明すると、上記1)又は2)により調製した、RNAを含む試料液100 マイクロリットル(μ 1)に対し175 マイクロリットル(μ 1) の希釈緩衝液(d ilution buffer), lysis buffer(SV total RNA isolation system)、または、TRIzol試薬を用いて、その後、DN ase処理を含んだRNA抽出をマニュアル (この例では、SV total RNA i solation systemのマニュアル) に従って執り行う。

2回の溶出により得られたRNase free water 200 micro li ter中のRNAを、20 micro literをRT-PCR反応に用いるか、10 micro liter相当の溶媒になるように調製し、その1 マイクロリットル (μ l) をRT-PCR反応に用いる。

次いで、ワンステップで定量化するために、RNAから逆転写酵素で c DNAを生成す る逆転写酵素反応と蛍光色素 (この例では、SYBR Green 1、ロッシュ(Roc he)社製を用いている。)を用いた定量的PCR法をシングルチューブで行う。

より詳細に説明すると、総反応液量 25 マイクロリットル (μ 1) に対し、1マイク ロリットル (μ 1) 以上 2 マイクロリットル (μ 1) の蛍光色素 (この例では、SYBRGreen 1、ロッシュ(Roche)社製を用いている。) を用い、マニュアル (この 例では、One Step PT-PCR kit (QIAGEN)のマニュアル) に従っ て反応液を調製し、定量計測器(例えば、LightCycler(ロッシュ (Roche) 社製)にセットして、マニュアル (この例では、One Step RT-PCR ki t (QIAGEN)のマニュアル) の指示通りに作動させ、原試料中のRNAの発現量を 定量化する。

その際、反応条件として、1)逆転写反応を50℃で30分、2)反応活性化段階として 、95℃で15分、その後、3)3ステップのPCR反応を55サイクル程度行う。アニ ーリング温度はプライマーに依存する。例えば、プライマーとして、hTERTでは、C GGAAGAGTGTCTGGAGCAAとGGATGAAGCGGAGTCTGGAを 用い、AFPでは、CCAGAAACTAGTCCTGGATGTとCGTGGTCAG TTTGCAGCATTを用いる。得られた計測数は、各腫瘍に応じて統計処理された最 適カットオフ価(ガンの種類によっては特異性を高めるために複数のマーカーのカットオ

フ値を用いる。)と比較分析され、採血された患者における、目的とする癌細胞の有無を 判定する。

[0049]

次に、試験結果を説明する。

[0050]

図1は、PCR法により、本発明に係る癌診断方法で抽出されたRNA中には、Tリン パ球分画(CD3、CD8、PCRにより増幅されたPCR産物をPCR産物と結合する 蛍光色素を用い、定量的に計測する。) しか検出できず、血球成分の除去を確認したこと を示す図である。

[0051]

図1より明らかなように、本発明者は、本発明に係る癌診断方法にとって重要な肯定で ある、血球細胞除去は、血球細胞マーカーであるCD3、CD8、CD19、CD22、 CD45、CD68のmRNAなどで確認した。

[0052]

図2は、肝疾患(肝炎および肝硬変)から肝ガン発ガンへ増悪するにつれて、多段階的 にテロメレース遺伝子およびAFPの発現が検出されていることをコピー数で示しており 、各病変間での統計学的有意差が数字で表の上部に示されている。散布図の左傍には95% 信頼区間をエラーバーで示し、エラーバーに囲まれた四角は平均値を示している。

[0053]

また、図3は、本発明に係る癌診断方法が、従来の腫瘍マーカーによる癌診断方法より も優れた方法であることを、健常者に対する肝ガン患者の統計学的有意差を用いて示して いる箱ヒゲ図である。

[0054]

図2及び図3の結果から、本発明に係る癌診断方法では、肝病変の進行および増悪につ れて、hTERTmRNAの発現は多段階的に高まっていることが、明らかになった。

[0055]

図4は、臨床上の各検査項目や検査所見と、定量化した2つの遺伝子発現(hTERT mRNA及びAFP mRNA)を多変量解析した結果を示している図である。

[0056]

図4から、臨床上の検査項目(肝機能についての生化学的検査やウイルス量などの血清 学的検査)、検査所見(腫瘍径、腫瘍数、腫瘍の分化度)との多変量解析による比較によ り、特に、hTERTmRNAの発現は、発ガンということに関しては腫瘍径、腫瘍数、 腫瘍の分化度との強い相関があることが、明らかになった。

[0057]

図5は、2つの遺伝子発現(hTERT mRNA及びAFP mRNA)による癌診断 方法による定量化の感度と特異度を示しているROC曲線である。尚、ROC曲線は、R eceiver operator characteristic curve anal ysisを示す。

[0058]

図 5 から明らかなように、ガン死亡率第 4 位である肝ガンにおいて、本発明に係る遺伝 子発現(hTERT mRNA)による癌診断方法は、感度が88.2%であり、特異度 が68.7%であった。

[0059]

一方、遺伝子発現(AFP mRNA)による癌診断方法は、感度が70. 1%であり 、特異度が65.8%であった。

[0060]

また、肝ガンの発ガン過程(ほとんどの肝発ガンはウイルス性慢性肝疾患から発ガンで あり、健常者を除いて統計処理する場合)で、本発明に係る遺伝子発現(hTERT m RNA) による癌診断方法の感度は、85.9%であり、また、特異度は、70.0%で あり、他の腫瘍マーカーに劣るものではなかった。

[0061]

図6は、慢性肝疾患から肝ガンへの過程と、従来の腫瘍マーカー(AFP、AFP-L 3、DCP) と、2つの遺伝子発現 (hTERT mRNA及びAFP mRNA) による 癌診断方法の定量値を含めた各臨床検査結果や検査所見との相関を多変量解析した結果を 示す図である。

[0062]

また、図7は、肝ガンにおける従来の腫瘍マーカー(AFP、AFP-L3、DCP) による癌診断方法と、2つの遺伝子発現(hTERT mRNA及びAFP mRNA)に よる癌診断方法の結果を、慢性肝疾患から肝ガンへの過程で、感度および特異度について 比較した図である。

[0063]

図6及び図7から、肝ガンの腫瘍マーカーの一つであり、最も実績が高かったアルファ フェトプロテイン(AFP)を2つの遺伝子発現(hTERT mRNA及びAFP mR NA)による癌診断方法で検出したところ、本発明に係る遺伝子発現(hTERT mR NA) による癌診断方法の方が、従来の遺伝子発現(AFP)による癌診断方法(感度 6 9.3%、特異度60.0%) よりも高い感度(感度85.9%、特異度70.0%) を 示すことが、明らかになった。

[0064]

また、本発明に係る遺伝子発現(AFP mRNA)による癌診断方法の方が、従来の 遺伝子発現 (AFP) による癌診断方法 (感度69. 3%、特異度60. 0%) よりも高 い感度(感度71.6%、特異度67.5%)を示すことが、明らかになった。

[0065]

このことから、本発明に係る遺伝子発現(hTERT mRNA)による癌診断方法が 、転移性の悪性腫瘍全般にわたり、有効であると考えられた。更に、本発明に係る遺伝子 発現(hTERT mRNA)による癌診断方法を基礎として、体液中RNAによるガン 細胞存在診断が、健診レベルでもスクリーニングが可能になり、一人でも多くの患者が早 期発見及び再発発見により、その生命予後が著しく改善されうると考える。

[0066]

また、本発明に係る遺伝子発現 (AFP mRNA) による癌診断方法を基礎として、 体液中RNAによるガン細胞存在診断が、健診レベルでもスクリーニングが可能になり、 一人でも多くの患者が早期発見及び再発発見により、その生命予後が著しく改善されうる と考える。

尚、本明細書の、発明を実施するための最良の形態では、本発明に係る癌診断方法とし て、血液中からRNAを抽出した例を示したが、本発明に係る癌診断方法では、血液から RNAを抽出する場合に限られず、血液以外の体液からRNAを抽出するようにしてもよ 61

【図面の簡単な説明】

[0067]

【図1】PCR法により、本手法で抽出されたRNA中にはTリンパ球分画(CD3 、CD8、PCRにより増幅されたPCR産物をPCR産物と結合する蛍光色素を用 い、定量的に計測する)しか検出できず、血球成分の除去を確認したことを示す図で ある。

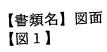
【図2】慢性肝疾患(肝炎および肝硬変)から肝ガン発ガンへ増悪するにつれて、多 段階的にテロメレース遺伝子およびAFPの発現が検出されていることをコピー数で 示しており、各病変間での統計学的有意差が数字で表の上部に示されている。散布図 の左傍には95%信頼区間をエラーバーで示し、エラーバーに囲まれた四角は平均値 を示している。

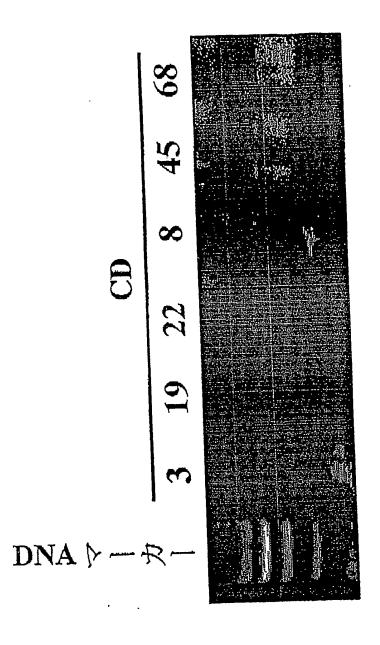
【図3】本発明に係る遺伝子発現(hTERT mRNA)による癌診断方法が、従 来の腫瘍マーカーより優れた方法であることを、健常者に対する肝ガン患者の統計学 的有意差を用いて示している箱ヒゲ図である。

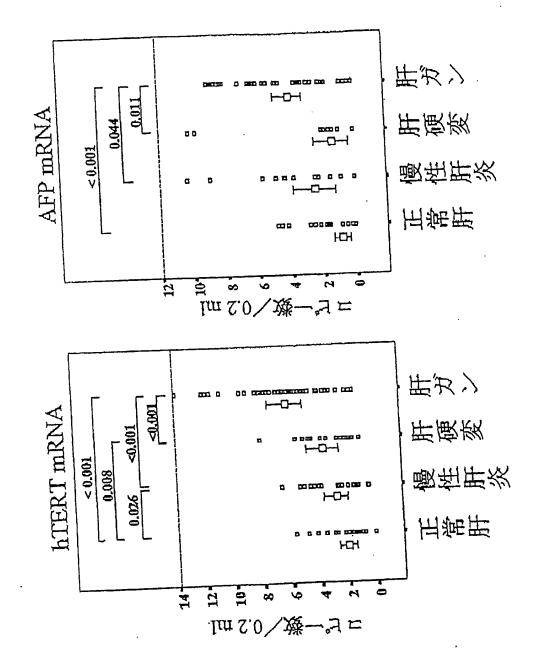
【図4】臨床上の各検査項目や検査所見と、定量化した2つの遺伝子発現(hTERT mRNA及びAFP mRNA)を多変量解析した結果を示している図である。 【図5】2つの遺伝子発現(hTERT mRNA及びAFP mRNA)の癌診断方 法による定量化の感度と特異度を示しているROC曲線である。(ROC曲線は、R eceiver operator characteristic curve an alysisを示す。)

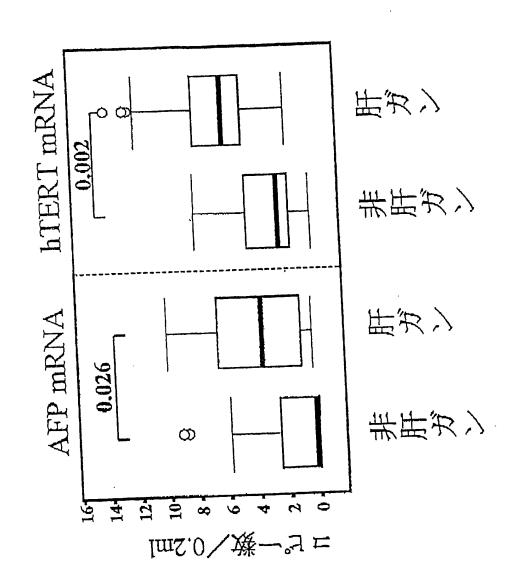
【図6】慢性肝疾患から肝ガンへの過程と、従来の腫瘍マーカー(AFP、AFPーL3、DCP)による癌診断方法と、2つの遺伝子発現(hTERT mRNA及びAFP mRNA)による癌診断方法の定量値を含めた各臨床検査結果や検査所見との相関を多変量解析した結果を示す図である。

【図7】肝ガンにおける従来の腫瘍マーカー(AFP、AFP-L3、DCP)と該方法で用いた2つの遺伝子発現(hTERT mRNA及びAFP mRNA)の結果を、慢性肝疾患から肝ガンへの過程で、感度および特異度について比較した図である



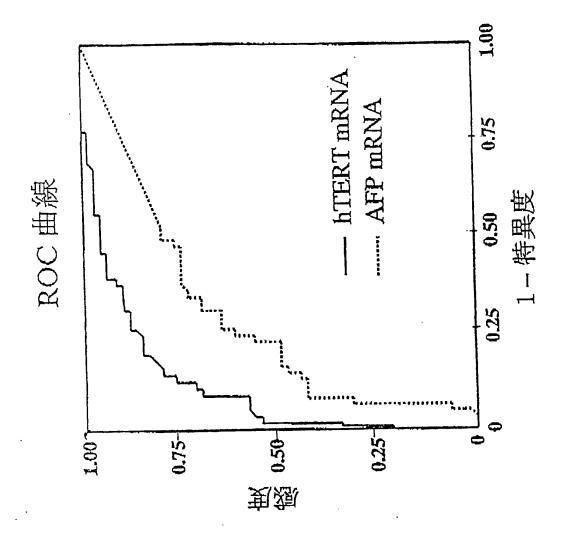






【図4】

解析	AFP mRNA	0組	0.798	0.089		0.651		•	0.973		!	0.340	0,693	0.149	0.573		4319	415	133	TCN*9	6.061		?	677.0		960 0	0.0.0				
多变量解析	LTERT MRNA	DE	9,008	0,761		0.250			0.060	•		0.015	0.928	0.538	0.136		1000	116.0		0.804	40,001			Ø.001	٠.	c c	0.010				
		子したが	ストのストランスを	形 早均59碳 (77 1	在 50 51	リウイルス	B+C型ウイルス 3	 アルコール 3	ポガン部	生胆汁性肝硬变	肝療影 62	いわらくいできた		然のシケリノーのシー		ж. З .		AFP (ng/ul)	AFP-13 (%)	The fund II fund	TOTAL TOTAL 18	2-3 @	3-cm< 10	匪遊数 1 10	4	77 YE	因为厌	弦か方	4分化 22	京全方 1	



肝硬変─► 肝ガン (n=20) (n=54)	0.532 0.228 0.479 0.001 < 0.001	0.040 0.031 0.095
慢性肝炎 肝硬変 → 肝ガン (n=40) (n=54)	0.376 0.144 0.317 0.001 < 0.001	< 0.001 0.018 0.001
	腫瘍マーカー AFP AFP-L3 DCP AFP mRNA bTERT mRNA	生化学検查所見 Alb ALT Child-Pugh

該度と1-特異度	度 p值	00 0.002 75 0.304 55 < 0.001 25 < 0.001 90 < 0.001
ーカーにおける感度	感度 1-特異度	0.693 0.400 0.563 0.075 0.815 0.365 0.716 0.325 0.859 0.300
肝ガン腫瘍マー	· · · · ·	AFP DCP AFP mRNA hTERT mRNA

【書類名】要約書

【課題】癌の初期において癌細胞の存在証拠を血液中から検出できる、癌診断方法を提供 する。

【解決手段】体液中から体細胞・癌細胞成分として、RNAのみを含む試料を得る工程と 、RNAを含む試料から逆転写酵素でcDNAを生成する逆転写酵素反応と蛍光色素を用 いたPCRを、プライマーとして、hTERTでは、CGGAAGAGTGTCTGGA GCAAとGGATGAAGCGGAGTCTGGAを用いて行い、PCRにより増幅さ れたPCR産物をPCR産物と結合した蛍光色素を用い、定量的に計測する工程とを備え る。

【選択図】無し。

認定・付加情報

特許出願の番号

特願2003-392875

受付番号

5 0 3 0 1 9 2 9 3 7 7

書類名

特許願

担当官

第一担当上席

0090

作成日

平成16年 4月12日

<認定情報・付加情報>

【提出日】

平成15年11月21日



認定・付加情報

特許出願の番号

特願2003-392875

受付番号

5 0 3 0 1 9 2 9 3 7 7

書類名

特許願

担当官

小菅 博

2 1 4 3

作成日

平成16年 8月17日

<認定情報・付加情報>

【提出日】

平成15年11月21日



特願2003-392875

出願人履歴情報

識別番号

[502377774]

1. 変更年月日 [変更理由] 住 所

氏 名

2002年10月17日

[理由] 新規登録

鳥取県米子市西福原4丁目9の25

汐田 剛史



特願2003-392875

出願人履歴情報

識別番号

[503429951]

1. 変更年月日

2003年11月21日

[変更理由]

新規登録

住 所

鳥取県米子市西町86 鳥取大学医学部病態解析医学講座薬物

治療学分野内

氏 名

三浦 典正

Document made available under the Patent Cooperation Treaty (PCT)

International application number: PCT/JP04/017542

International filing date:

18 November 2004 (18.11.2004)

Document type:

Certified copy of priority document

Document details:

Country/Office: JP

Number:

2003-392875

Filing date:

21 November 2003 (21.11.2003)

Date of receipt at the International Bureau: 20 January 2005 (20.01.2005)

Remark: Priority document submitted or transmitted to the International Bureau in

compliance with Rule 17.1(a) or (b)



This Page is Inserted by IFW Indexing and Scanning Operations and is not part of the Official Record.

BEST AVAILABLE IMAGES

Defective images within this document are accurate representations of the original documents submitted by the applicant.

Defects in the images include but are not limited to the items checked:

BLACK BORDERS
☐ IMAGE CUT OFF AT TOP, BOTTOM OR SIDES
☐ FADED TEXT OR DRAWING
☐ BLURRED OR ILLEGIBLE TEXT OR DRAWING
☐ SKEWED/SLANTED IMAGES
☐ COLOR OR BLACK AND WHITE PHOTOGRAPHS
☐ GRAY SCALE DOCUMENTS
LINES OR MARKS ON ORIGINAL DOCUMENT
REFERENCE(S) OR EXHIBIT(S) SUBMITTED ARE POOR QUALITY
OTHER:

IMAGES ARE BEST AVAILABLE COPY.

As rescanning these documents will not correct the image problems checked, please do not report these problems to the IFW Image Problem Mailbox.